



FR 04/3031

REC'D 07 FEB 2005

WIPO

PCT

BREVET D'INVENTION

CERTIFICAT D'UTILITÉ - CERTIFICAT D'ADDITION**COPIE OFFICIELLE**

Le Directeur général de l'Institut national de la propriété industrielle certifie que le document ci-annexé est la copie certifiée conforme d'une demande de titre de propriété industrielle déposée à l'Institut.

Fait à Paris, le 29 NOV. 2004

Pour le Directeur général de l'Institut
national de la propriété industrielle
Le Chef du Département des brevets

Martine PLANCHE

**DOCUMENT DE
PRIORITÉ**

**PRÉSENTÉ OU TRANSMIS
CONFORMÉMENT À LA RÈGLE
17.1. a) OU b)**

**INSTITUT
NATIONAL DE
LA PROPRIÉTÉ
INDUSTRIELLE**

SIEGE
26 bis, rue de Saint-Petersbourg
75800 PARIS cedex 08
Téléphone : 33 (0)1 53 04 53 04
Télécopie : 33 (0)1 53 04 45 23
www.inpi.fr

REQUÊTE EN DÉLIVRANCE 1/2

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

DB 540 W / 260899

REMISE DES PIÈCES DATE 28 NOV 2003 LIEU 75 INPI PARIS 26Bis SP N° D'ENREGISTREMENT 0313993 NATIONAL ATTRIBUÉ PAR L'INPI DATE DE DÉPÔT ATTRIBUÉE PAR L'INPI 28 NOV. 2003		1 NOM ET ADRESSE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE À QUI LA CORRESPONDANCE DOIT ÊTRE ADRESSÉE GROSSET-FOURNIER & DEMACHY 54, rue Saint-Lazare F-75009 Paris	
Vos références pour ce dossier (facultatif) IFB 03 CX CNR ULTU			
Confirmation d'un dépôt par télécopie <input type="checkbox"/> N° attribué par l'INPI à la télécopie			
2 NATURE DE LA DEMANDE Demande de brevet <input checked="" type="checkbox"/> Demande de certificat d'utilité <input type="checkbox"/> Demande divisionnaire <input type="checkbox"/> <i>Demande de brevet initiale</i> N° _____ Date : / / <i>ou demande de certificat d'utilité initiale</i> N° _____ Date : / / Transformation d'une demande de brevet européen <i>Demande de brevet initiale</i> <input type="checkbox"/> N° _____ Date : / /		Cochez l'une des 4 cases suivantes	
3 TITRE DE L'INVENTION (200 caractères ou espaces maximum) BOITES BIOACTIVES POUR CULTURES CELLULAIRES			
4 DÉCLARATION DE PRIORITÉ OU REQUÊTE DU BÉNÉFICE DE LA DATE DE DÉPÔT D'UNE DEMANDE ANTÉRIEURE FRANÇAISE		Pays ou organisation _____ N° _____ Date : / / Pays ou organisation _____ N° _____ Date : / / Pays ou organisation _____ N° _____ Date : / / <input type="checkbox"/> S'il y a d'autres priorités, cochez la case et utilisez l'imprimé «Suite»	
5 DEMANDEUR Nom ou dénomination sociale Prénoms Forme juridique N° SIREN Code APE-NAF		<input checked="" type="checkbox"/> S'il y a d'autres demandeurs, cochez la case et utilisez l'imprimé «Suite» CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE 3, rue Michel-Ange F-75794 PARIS CEDEX 16 FRANCE FRANÇAISE	
Adresse Rue Code postal et ville		Pays Nationalité N° de téléphone (facultatif) N° de télécopie (facultatif) Adresse électronique (facultatif)	

Réservé à l'INPI

REMISE DES PIÈCES

DATE **28 NOV 2003**

LIEU **75 INPI PARIS 26Bis SP**

N° D'ENREGISTREMENT

0313993

NATIONAL ATTRIBUÉ PAR L'INPI

DB 540 W / 260899

Vos références pour ce dossier :
(facultatif)

IFB 03 CX CNR ULTU

6 MANDATAIRE

Nom

DEMACHY

Prénom

Charles

Cabinet ou Société

GROSSET-FOURNIER & DEMACHY

N° de pouvoir permanent et/ou
de lien contractuel

Adresse

Rue

54, rue Saint-Lazare

Code postal et ville

75009 PARIS

N° de téléphone (facultatif)

01.42.81.09.58

N° de télécopie (facultatif)

01.42.81.08.71

Adresse électronique (facultatif)

7 INVENTEUR (S)

Les inventeurs sont les demandeurs

☐ Oui

☒ Non

Dans ce cas fournir une désignation d'inventeur(s) séparée

8 RAPPORT DE RECHERCHE

Uniquement pour une demande de brevet (y compris division et transformation)

Établissement immédiat
ou établissement différé

☒

☐

Païement échelonné de la redevance

Païement en deux versements, uniquement pour les personnes physiques

☐ Oui

☐ Non

**9 RÉDUCTION DU TAUX
DES REDEVANCES**

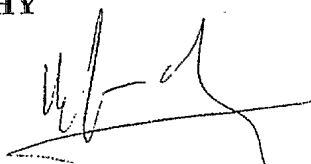
Uniquement pour les personnes physiques

☐ Requête pour la première fois pour cette invention (joindre un avis de non-imposition)

☐ Requête antérieurement à ce dépôt (joindre une copie de la décision d'admission pour cette invention ou indiquer sa référence):

Si vous avez utilisé l'imprimé «Suite»,
indiquez le nombre de pages jointes

10 SIGNATURE DU DEMANDEUR **Charles DEMACHY**
OU DU MANDATAIRE **Mandataire**
(Nom et qualité du signataire) **422.5/PP.170**



**VISA DE LA PRÉFECTURE
OU DE L'INPI**

M. MARTIN



26 bis, rue de Saint Pétersbourg
75800 Paris Cedex 08
Téléphone : 01 53 04 53 04 Télécopie : 01 42 94 86 54

BREVET D'INVENTION CERTIFICAT D'UTILITÉ

Code de la propriété intellectuelle - Livre VI



N° 11354*01

REQUÊTE EN DÉLIVRANCE

Page suite N° 1. / 1.

Réservé à l'INPI

REMISE DES PIÈCES

DATE **28 NOV 2003**

LIEU **75 INPI PARIS 26Bis SP**

N° D'ENREGISTREMENT **0313993**

NATIONAL ATTRIBUE PAR L'INPI

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

03 279 W / 26089 J

Vos références pour ce dossier (facultatif)

DE 03 CA CNR ULTU

**4 DÉCLARATION DE PRIORITÉ
OU REQUÊTE DU BÉNÉFICE DE
LA DATE DE DÉPÔT D'UNE
DEMANDE ANTÉRIEURE FRANÇAISE**

Pays ou organisation
Date / / N°
Pays ou organisation
Date / / N°
Pays ou organisation
Date / / N°

5 DEMANDEUR

Nom ou dénomination sociale

CENTRE DE TRANSFERT DE TECHNOLOGIE DU MANS

Prénoms

Forme juridique

N° SIREN

Code APE-NAF

Adresse

Rue

20, rue Thalès de Millet, Technopole Université

Code postal et ville

F-72000 LE MANS

Pays

FRANCE

Nationalité

FRANCAISE

N° de téléphone (facultatif)

N° de télécopie (facultatif)

Adresse électronique (facultatif)

5 DEMANDEUR

Nom ou dénomination sociale

UNIVERSITE DE TECHNOLOGIE DE COMPIEGNE

Prénoms

Forme juridique

N° SIREN

Code APE-NAF

Adresse

Rue

Rue Roger Couttolenc

Code postal et ville

F-60200 COMPIEGNE

Pays

FRANCE

Nationalité

FRANCAISE

N° de téléphone (facultatif)

N° de télécopie (facultatif)

Adresse électronique (facultatif)

**10 SIGNATURE DU DEMANDEUR
OU DU MANDATAIRE
(Nom et qualité du signataire)**

Charles DEMACHY
Mandataire
422.5/PP.170

**VISA DE LA PRÉFECTURE
OU DE L'INPI**

M MARTIN

BOITES BIOACTIVES POUR CULTURES CELLULAIRES

La présente invention a pour objet des boîtes bioactives pour cultures cellulaires, et leurs utilisations pour la mise en œuvre de procédés d'étude du vieillissement cellulaire, de la différenciation cellulaire, et de l'apoptose, de procédés de criblage de molécules anti-âge, de procédés de criblage de molécules antitumorales, de méthodes de diagnostic *in vitro* de la malignité de cellules tumorales et donc de méthodes de pronostic *in vitro* de tumeurs, ou de procédés d'études concernant des recherches sur la signalisation régulant la morphologie, la bioadhésion, la prolifération cellulaires et la communication intercellulaire.

Les travaux des Inventeurs ont initialement porté sur l'utilisation de membranes de cuprophane qui étaient plaquées sur le fond des boîtes de Pétri, puis ont testé les revêtements PVP (polyvinylpyrrolidone), HEC (hydroxyéthylcellulose), HPMC (hydroxypropylméthylcellulose), et CMC (carboxyméthylcellulose). Les avantages et inconvénients de ces différents matériaux sont résumés ci-après.

1) la membrane de cuprophane

Principales caractéristiques :

- Stabilité : 48 heures
- Morphologie cellulaire agrégée (formation d'agrégats cellulaires) et/ou arrondie
- Convient aux études de signalisation cellulaire à 45, 90 et 180 minutes (Fauchaux et al., 1998, 1999, 2000, 2001, et 2002, et Duval et al., 1999)
- Prolifération cellulaire réduite
- Inductrice d'apoptose (notamment sur fibroblastes Swiss 3T3)

Principaux inconvénients :

- difficile à utiliser (plis),
- impossibilité de transfert industriel,
- n'est plus fabriquée commercialement.

2) revêtement de PVP

Principales caractéristiques :

- Morphologie cellulaire étalée (résultats identiques à ceux obtenus sur le témoin polystyrène (PS))

Ce revêtement est donc inutilisable.

3) revêtement de HEC

Principales caractéristiques :

- Stabilité 48 heures
- Morphologie cellulaire agrégée
- Prolifération cellulaire légèrement réduite

Principaux inconvénients :

- difficulté de mise en œuvre pour avoir un dépôt régulier sur le support

4) revêtement de HPMC

Principales caractéristiques :

- Stabilité : 48 heures
- Morphologie cellulaire agrégée
- Prolifération cellulaire réduite
- Revêtement bien couvrant homogène et facile à mettre en œuvre
- Revêtement utilisable pour l'injection de cellules agrégées à 90 minutes

(cuprophane défavorable en raison de plis) ; ex : étude de la fonctionnalité de jonctions communicantes par l'injection de jaune de lucifer.

Son principal inconvénient réside dans le fait qu'il ne permet pas l'activation des cellules au delà de quelques heures.

5) revêtement de CMC

Principales caractéristiques :

- Stabilité : 48 heures et plus
- Morphologie cellulaire agrégée et/ou arrondie
- Prolifération cellulaire réduite.

Inconvénient: recouvrement incomplet du support : un anneau de PS reste accessible aux cellules à la périphérie (mise en œuvre assez difficile, peu industrialisable).

La présente invention découle de la mise en évidence par les Inventeurs du fait que la bi-couche HPMC (ou alcool polyvinylique (PVA))-CMC permet de pallier aux inconvénients des revêtements étudiés ci-dessus.

Les avantages de la bicouche CMC ou PVA sur HPMC sont les suivants:

- Revêtement parfaitement couvrant et facile à fabriquer
- Stabilité : au moins 5 jours

- Morphologie cellulaire agrégée (fibroblastes Swiss 3T3, L929, mélanomes, lignée d'osteoblastes-like MC 3T3 E14 et MC 3T3 E1 24) ou arrondie (fibroblastes humains)

- Prolifération cellulaire réduite (mélanomes B16C3, B16F0, B16F10), MC 3T3, fibroblastes murins Swiss 3T3 et L 929.

- Différenciation des cellules témoignée par la synthèse de mélanine et une activité tyrosinase augmentée pour les 3 lignées de mélanomes

- Apoptose induite à 24 et 48 heures : activité caspase 3 augmentée (3 lignées de mélanomes)

La présente invention a pour objet des boîtes bioactives pour cultures cellulaires comportant sur leur fond une bicouche comprenant une couche primaire interne d'hydroxypropylméthylcellulose (HPMC), ou d'alcool polyvinylique (PVA), en contact avec le fond des boîtes, et une couche bioactive externe de carboxyméthylcellulose située sur ladite couche interne.

Les boîtes bioactives susmentionnées de l'invention sont davantage caractérisées en ce qu'elles se présentent sous forme de boîtes de pétri, telles que les boîtes de pétri en polystyrène d'origine commerciale, ou sous forme de plaques à puits multiples, au fond desquels se situe la bicouche.

Avantageusement, les boîtes bioactives susmentionnées de l'invention sont caractérisées en ce que les épaisseurs de la couche interne de HPMC ou de PVA, et de la couche externe de CMC, sont de quelques microns, notamment d'environ 1 à 5 microns.

L'invention concerne également un procédé de préparation de boîtes bioactives telles que définies ci-dessus, caractérisé en ce qu'il comprend :

- une étape d'activation de la surface du fond des boîtes par des décharges électromagnétiques,

- le dépôt de la couche interne de HPMC sur le fond des boîtes, puis séchage,

- le dépôt de la couche bioactive externe sur la couche primaire séchée obtenue à l'étape précédente, puis séchage.

L'invention a également pour objet l'utilisation de boîtes bioactives telles que définies ci-dessus, pour la mise en œuvre :

- de procédés d'étude du vieillissement cellulaire, de la différenciation cellulaire, et de l'apoptose,

- de procédés de criblage de molécules anti-âge destinées à prévenir et retarder les effets du vieillissement,

- de procédés de criblage de molécules antitumorales destinées au traitement des cancers (recherche d'un effet potentialisateur, ou cumulatif par rapport à l'effet inducteur du revêtement),

- de méthodes de diagnostic *in vitro* de la malignité de cellules tumorales par mesure de la capacité résiduelle de cellules cancéreuses à se différencier, et à entrer en apoptose et donc de méthodes de pronostic *in vitro* de tumeurs,

- ou de procédés d'études concernant des recherches sur la signalisation régulant la morphologie, la bioadhésion, la prolifération cellulaires et la communication intercellulaire.

L'invention a plus particulièrement pour objet un procédé d'étude du vieillissement cellulaire, de la différenciation cellulaire, et de l'apoptose, caractérisé en ce qu'il comprend :

- une étape de mise en culture des cellules à étudier sur les boîtes définies ci-dessus,

- l'observation des cellules par microscope pour étudier leur morphologie,

- et/ou la détection, voire la quantification, d'une différenciation cellulaire, par mesure de la prolifération cellulaire, des protéines synthétisées, des marqueurs membranaires spécifiques exprimés,

- et/ou la détection, voire la quantification, de l'apoptose des cellules, par mesure de la viabilité (test d'exclusion au bleu trypan), de l'activation des caspases (méthodes fluorométriques ou colorimétriques, western blotting), de la fragmentation de la chromatine (essai TUNEL), ou de la formation de corps apoptotiques (coloration de Hoechst).

L'invention a également pour objet un procédé de criblage de molécules anti-âge destinées à prévenir et retarder les effets du vieillissement, caractérisé en ce qu'il comprend :

- une étape de mise en culture de cellules, telles que des fibroblastes, en présence des molécules anti-âge à étudier, sur les boîtes de culture définies ci-dessus,

- l'observation des cellules par microscope pour étudier leur morphologie,

- et/ou la détection, voire la quantification, de la prolifération, et de synthèses, notamment de protéines cellulaires telles que le collagène,

- et la comparaison avec les observations et résultats obtenus sur des cultures de cellules utilisées en tant que témoins, lesdites cultures témoins étant effectuées par mise en culture desdites cellules en l'absence desdites molécules anti-âge à étudier, sur les boîtes définies ci-dessus.

5 L'invention concerne également un procédé de criblage de molécules antitumorales destinées au traitement des cancers, caractérisé en ce qu'il comprend :

- une étape de mise en culture de cellules, telles que des cellules de mélanome animales ou humaines, en présence des molécules antitumorales à étudier, sur les boîtes de culture définies ci-dessus,

10 - l'observation des cellules par microscope pour étudier leur morphologie et leur différenciation (mélanogenèse),

- et/ou la détection, voire la quantification, de leur prolifération, différenciation (détection de synthèse de mélanine et activité tyrosinase, synthèse de fibronectine, de l'expression de marqueurs tumoraux comme MelCam, l'expression de cadhérines, (mise
15 en évidence par western blotting par ex.) et de l'apoptose (étude des activités caspases par spectrofluorométrie, western blotting par ex. et autres méthodes telles que TUNEL, coloration de Hoechst...)

- et la comparaison avec les observations et résultats obtenus sur des cultures de cellules utilisées en tant que témoins, lesdites cultures témoins étant effectuées par mise
20 en culture desdites cellules en l'absence desdites molécules antitumorales à étudier, sur les boîtes de culture définies ci-dessus.

L'invention a également pour objet une méthode de diagnostic *in vitro* de la malignité de cellules tumorales par mesure de la capacité résiduelle de cellules
cancéreuses à se différencier, caractérisée en ce qu'elle comprend :

25 - une étape de mise en culture de cellules cancéreuses, telles que des cellules de mélanomes humains obtenues à partir de biopsies, sur les boîtes de culture définies ci-dessus,

- l'observation des cellules par microscope pour étudier leur morphologie et différenciation, et/ou la détection, voire la quantification, de leur prolifération (détection
30 de synthèse de mélanine intracellulaire selon la technique décrite par De Pauw-Gillet *et al* (*Anticancer Research* 1990, 10, 391-96), d'activité tyrosinase (méthode de dosage utilisée décrite par Steinberg *et al* (*J Cell. Physiol.* 1976, 87, 265-76), de fibronectine, (immunocytochimie, RT-PCR)), de leur viabilité, et de l'apoptose.

L'invention concerne également l'application de la méthode de diagnostic susmentionnée au pronostic *in vitro* de tumeurs.

L'invention a également pour objet des procédés d'études concernant des recherches de signalisation cellulaire (voies de l'AMPc et des MAPK en particulier), sur la morphologie, la bioadhésion (par rapport à l'état d'activation ou d'inactivation des intégrines), la prolifération, la communication intercellulaire (détection de cadhérines, connexines, intégrines), à partir de techniques diverses telles que observations microscopiques, western blotting, RT-PCR, cytométrie en flux, immunomarquages, injection de jaune de lucifer dans les agrégats, lesdits procédés étant effectués par mise en culture des cellules à étudier sur des boîtes de culture définies ci-dessus, observation et mesure des évènements susmentionnés.

L'invention sera davantage illustrée à l'aide de la description détaillée qui suit d'un procédé d'obtention d'une boîte de culture comportant une bicouche telle que définie ci-dessus selon l'invention, ainsi que de leur utilisation dans le cadre de la mise en culture de cellules.

I) Description expérimentale de réalisation des revêtements de boîtes de pétri

Les travaux sont effectués avec des boîtes d'origine commerciale, généralement en polystyrène. Elles peuvent être de petite, moyenne ou grande taille. Ce peut également être des systèmes à puits multiples

Les travaux ont été effectués avec des boîtes en provenance de Greiner® Bio one.

Les boîtes sont utilisées en l'état (pas de lavage qui risque de polluer ou altérer l'état de surface).

Les traitements s'effectuent en plusieurs étapes lesquelles sont effectuées en milieu "salle propre ou salle blanche".

1) activation de surface par des décharges électromagnétiques, (plasma, décharges couronnes).

Par exemple par plasma on utilise un système RF 13,56 MHz, avec un réacteur d'environ 20 litres de capacité. On procède la façon suivante :

Les objets sont placés à l'intérieur du réacteur, puis on applique le vide (jusqu'à environ 1 Pa), puis on fait rentrer du gaz, par exemple de l'oxygène jusqu'à une pression partielle de 5 à 10 Pa. La décharge électromagnétique est allumée et maintenue (c'est automatique) à une certaine puissance (par exemple 50W) et pendant 5 minutes.

A l'issue de ce temps les boîtes sont récupérées. L'efficacité du traitement est appréciée par mesure du mouillage avec le test de la goutte d'eau (l'angle de contact est inférieur à 25°).

2) dépôt d'une couche (primaire)

Dans les minutes suivant l'activation de surface on dépose une couche polymère HPMC E4M à partir solution d'une solution aqueuse , que l'on aura dégazée pour chasser l'air dissout, à 0,2%/eppi. Les boîtes sont remplies puis vidées après quelques instants, mises à égoutter en milieu aéré puis séchées en étuve ventilée à 50°C pendant 1 heure environ.

L'efficacité du traitement est appréciée par mesure du mouillage avec le test de la goutte d'eau : l'angle de contact est de l'ordre de 50 à 60°

3) Dépôt d'une couche bioactive

La deuxième une couche polymère CMC 7LF est déposée comme précédemment à partir d'une solution aqueuse (eau ppi) préalablement dégazée, et à une concentration de 0,2%.

Après égouttage et séchage à 50°C les boîtes sont emballées soit individuellement soit par lot de 10 et sous un courant d'azote.

Pour le contrôle qualité l'efficacité du traitement est appréciée par mesure du mouillage avec le test de la goutte d'eau : l'angle de contact est de l'ordre de 40 à 45°

II) ASPECTS BIOLOGIQUES

1) Préparation des boîtes enduites de cellulose

Avant utilisation , les boîtes enduites de cellulose sont traitées pendant 1 heure à T du laboratoire avec une solution d'antibiotiques (pénicilline, streptomycine) à 1% en eau ultra-pure. Elles sont ensuite rincées 3 fois à l' eau ultra-pure.

Récemment, les solutions d'HPMC et de CMC ont été filtrées stérilement avant d'être utilisées pour l'enduction. Les boîtes ont alors seulement été soumises à un bain d'eau ultra-pure pendant 1 heure à T du laboratoire avant d'êtreensemencées avec les cellules.

2) Caractérisation biologique du revêtement

Après le traitement habituel suivi d'1 heure d'incubation à 37°C en présence d'une solution de fibronectine (Fn) humaine ou bovine à une concentration de 3 $\mu\text{g}/\text{cm}^2$ et 3 lavages en eau ultra-pure, les boîtes sontensemencées avec des cellules et la morphologie des ces dernières est observée après 3 heures. L'absence d'étalement cellulaire indique l'absence d'adsorption de Fn par la surface cellulosique.

Cette observation est confirmée par l'absence de marquage positif si, après avoir été incubée avec du sérum, ou avec des cellules de mélanome sécrétant de la Fn, la boîte enduite de cellulose est soumise à un immunomarquage indirect (anticorps primaire de lapin réagissant avec la Fn bovine et la Fn murine, anticorps secondaire de chèvre anti-lapin couplé à la rhodamine). Dans les mêmes situations, un résultat positif est obtenu avec le contrôle PS.

3) Effet inducteur sur les cellules adhérentes : contrôle polystyrène (PS) pour culture de cellules

Les cellules sont cultivées en milieu supplémenté par 10% de sérum de veau foetal, 1% de L-Glutamine et 0.5% d'antibiotiques (pénicilline, streptomycine).

-a-morphologie cellulaire : observée au microscope inversé en contraste de phase, ou au microscope électronique environnemental (ESEM).

cellules arrondies et agrégées (étalées sur PS) : lignées murines : fibroblastes Swiss 3T3, L929, Mélanomes B16 C3, B16 F0, B16 F10, ostéoblastes (ostéosarcomes) MC 3T3 E1 sous clones 4 et 24, cellules primaires de métastases de mélanomes B16F10 induites chez la souris C57 Black 6.

L'agrégation des cellules de mélanomes B16 est dépendante du calcium : en l'absence de Ca^{++} (milieu sans sérum, monencine, tétrandrine), le pourcentage de cellules isolées est très significativement augmenté pour les 3 lignées après 1 et 3 heures.

-b-prolifération : 10 000 cellules sontensemencées par cm^2 . Les cellules sont comptées (hemocytomètre de Malassez) après 24 et 48 heures de culture.

A 24 heures, les différences éventuellement observées entre le contrôle PS et le revêtement cellulosique ne sont pas significatives.

Par contre, à 48 heures, les cellules sur cellulose sont 2 fois moins nombreuses que celles sur PS.

Ceci a été vérifié avec toutes les lignées étudiées.

Il est à noter que les lignées B16 F0 et B16 F10 prolifèrent plus sur cellulose que la lignée B16 C3, non métastatique. Le nombre de cellules B16 F0 et F10 est multiplié par 3 sur cellulose. Il est multiplié par 6 sur PS, en présence ou en absence de MSH 10^{-7} M melanin stimulating hormon utilisée comme deuxième contrôle. Le nombre de cellules B16 C3 reste stable après 48 heures sur cellulose, il est multiplié par 2 sur PS en présence comme en absence de MSH.

-c-viabilité : test d'exclusion au bleu trypan

Après 48 heures de culture, la viabilité des cellules rondes et agrégées sur cellulose est inférieure à celle mesurée sur PS (environ 94% sur cellulose et 99% sur PS).

-d-synthèses :

Protéines totales par cellule (dosage par la méthode de Bradford, kit commercial) : les lignées Swiss 3T3 et B16 montrent une synthèse augmentée après 48 heures sur cellulose. Les autres lignées n'ont pas été étudiées.

Synthèse de Fn : les cellules agrégées sur cellulose présentent un marquage périphérique positif dès 3 heures, augmenté à 24 heures (immunomarquage indirect utilisant un anticorps primaire anti Fn de souris, non réactif vis à vis de la Fn bovine). MSH favorise aussi une augmentation de synthèse de Fn qui apparaît bien localisée au niveau des contacts cellulaires pour les trois lignées de mélanomes cultivées sur PS.

Synthèse de mélanine intracellulaire : selon la technique décrite par De Pauw-Gillet *et al* (*Anticancer Research* 1990, 10, 391-96).

Une augmentation significative de la mélanine intracellulaire est observée après 48 heures pour les 3 lignées B16 agrégées sur cellulose. L'effet inducteur du revêtement cellulosique sur la synthèse de mélanine est au moins équivalent sinon supérieur à celui obtenu avec MSH 10^{-7} M

Ce résultat est complété et confirmé par une augmentation de l'activité tyrosinase dans les 3 lignées cultivées sur cellulose à 48 heures. La méthode de dosage utilisée est celle décrite par Steinberg *et al* (*J Cell. Physiol.* 1976, 87, 265-76). Là encore, les résultats sont équivalents ou supérieurs à ceux mesurés en présence de MSH.

-e-expression de protéines membranaires : récepteurs et marqueurs

Par immunomarquages et western blotting, les cadhérines N ont été évaluées. Les cellules agrégées sur cellulose montrent une augmentation des cadhérines N. Toutefois, une décroissance des β -caténines (immunoprécipitation et western blotting) suggèrent une perte de fonctionnalité des cadhérines N exprimées sur cellulose.

Le marqueur tumoral Mel-Cam, observable à partir de cellules B16 F10 (western blots) cultivées 48 heures sur PS n'est plus exprimé à la surface des cellules cultivées le même temps sur cellulose.

-f-apoptose : déterminée par mesure d'activité de la caspase 3 par fluorométrie ou western blotting, et méthode TUNEL (kit commercial)

L'activité caspase 3 est augmentée à 24 et 48 heures dans les cellules agrégées sur cellulose. Ce résultat est confirmé par l'essai TUNEL. Les cellules testées sont : les fibroblastes Swiss 3T3 et les 3 lignées de mélanomes B16. Les autres lignées et les cultures primaires de métastases induites par injection de cellules B16 F10 chez la souris seront par la suite vérifiées.

Conclusions

L'effet inducteur est un effet différenciant : cf paragraphes b, d, et e, ci-dessus.

Le matériau a une efficacité égale ou supérieure à MSH 10^{-7} M, agent différenciant utilisé comme contrôle dans les cultures sur PS.

Le revêtement est inducteur d'apoptose chez des cellules normales et cancéreuses :
5 cf paragraphes c, et f, ci-dessus.

Essai de culture prolongée : 5 jours, réalisé avec des B16 C3.

Résultats concluants : gros amas très mélaniques, maintien de l'état agrégé.

10

Références bibliographiques :

- FAUCHEUX, N., WAROCQUIER-CLEROUT, R., HAYE, B., NAGEL, M-D. :
1998. "Cyclic AMP in cells adhering to bioincompatible (cuprophane) and biocompatible
(AN 69) substrates." J. Biomed. Mat. Res., **39**, 506-510.
- 15 - DUVAL, J-L., FAUCHEUX, N., WAROCQUIER-CLEROUT, R., NAGEL, M-D. :
1999. "Study of melanoma cell behavior in cell and organ cultures *in vitro* : use of
biomaterials as potential tools of cell activation." Cell & Materials, **9**, 31-42.
- FAUCHEUX, N., WAROCQUIER-CLEROUT, R., DUVAL, J-L., HAYE, B.,
NAGEL, M-D. : 1999. "cAMP levels in cells attached to AN 69 and Cuprophane : cAMP
20 dependence of cell aggregation and the influence of serum." Biomaterials, **20**, 159-165.
- FAUCHEUX, N., HAYE, B., NAGEL, M-D. : 2000. "Activation of cyclic AMP in
cells adhering to biomaterials : regulation by vitronectin and fibronectin-integrin
binding." Biomaterials, **21**, 1031-1038.
- FAUCHEUX, N., DUFRESNE, M., NAGEL, M-D. : 2002. "Organisation of cyclic
25 AMP-dependent connexin 43 in Swiss 3T3 cells attached to a cellulose substratum."
Biomaterials, **23**, 413-421.
- FAUCHEUX, N., CORREZE, C., HAYE, B., NAGEL, M-D. : 2001. "Accumulation
of cyclic AMP in Swiss 3T3 cells adhering to a cellulose biomaterial substratum
through interaction with adenylyl cyclase." Biomaterials, **22**, 2993-2998.
- 30 - FAUCHEUX N., NAGEL M-D. : 2002. "Cyclic AMP - dependent aggregation of
Swiss 3T3 cells on a cellulose substratum (Cuprophane) and decreased cell membrane
Rho A." Biomaterials, **23**, 2295-2301.

REVENDICATIONS

5

1. Boîtes bioactives pour cultures cellulaires comportant sur leur fond une bicouche comprenant une couche primaire interne d'hydroxypropylméthylcellulose (HPMC), ou d'alcool polyvinylique (PVA), en contact avec le fond des boîtes, et une couche bioactive externe de carboxyméthylcellulose située sur ladite couche interne.

10

2. Boîtes bioactives selon la revendication 1, caractérisées en ce qu'elles se présentent sous forme de boîtes de pétri, telles que les boîtes de pétri en polystyrène d'origine commerciale, ou sous forme de plaques à puits multiples, au fond desquels se situe la bicouche.

15

3. Boîtes bioactives selon la revendication 1 ou 2, caractérisées en ce que les épaisseurs de la couche interne de HPMC ou de PVA, et de la couche externe de CMC, sont de quelques microns, notamment d'environ 1 à 5 microns.

20

4. Procédé de préparation de boîtes bioactives selon l'une des revendications 1 à 3, caractérisé en ce qu'il comprend :

- une étape d'activation de la surface du fond des boîtes par des décharges électromagnétiques,
- le dépôt de la couche interne de HPMC sur le fond des boîtes, puis séchage,
- le dépôt de la couche bioactive externe sur la couche primaire séchée obtenue à l'étape précédente, puis séchage.

25

5. Utilisation de boîtes bioactives selon l'une des revendications 1 à 3, pour la mise en œuvre :

30

- de procédés d'étude du vieillissement cellulaire, de la différenciation cellulaire, et de l'apoptose,
- de procédés de criblage de molécules anti-âge destinées à prévenir et retarder les effets du vieillissement,

- de procédés de criblage de molécules antitumorales destinées au traitement des cancers,

- de méthodes de diagnostic *in vitro* de la malignité de cellules tumorales par mesure de la capacité résiduelle de cellules cancéreuses à se différencier, et à entrer en apoptose et donc de méthodes de pronostic *in vitro* de tumeurs,

- ou de procédés d'études concernant des recherches sur la signalisation régulant la morphologie, la bioadhésion, la prolifération cellulaires et la communication intercellulaire.

6. Procédé d'étude du vieillissement cellulaire, de la différenciation cellulaire, et de l'apoptose, caractérisé en ce qu'il comprend :

- une étape de mise en culture des cellules à étudier sur les boîtes définies dans l'une des revendications 1 à 3,

- l'observation des cellules par microscope pour étudier leur morphologie,

- et/ou la détection, voire la quantification, d'une différenciation cellulaire, par mesure de la prolifération cellulaire, des protéines synthétisées, des marqueurs membranaires spécifiques exprimés,

- et/ou la détection, voire la quantification, de l'apoptose des cellules, par mesure de la viabilité, de l'activation des caspases, de la fragmentation de la chromatine ou de la formation de corps apoptotiques

7. Procédé de criblage de molécules anti-âge destinées à prévenir et retarder les effets du vieillissement, caractérisé en ce qu'il comprend :

- une étape de mise en culture de cellules, telles que des fibroblastes, en présence des molécules anti-âge à étudier, sur les boîtes de pétri définies dans l'une des revendications 1 à 3,

- l'observation des cellules par microscope pour étudier leur morphologie,

- et/ou la détection, voire la quantification, de la prolifération et de synthèses,

- et la comparaison avec les observations et résultats obtenus sur des cultures de cellules utilisées en tant que témoins, lesdites cultures témoins étant effectuées par mise en culture desdites cellules en l'absence desdites molécules anti-âge à étudier, sur les boîtes définies dans l'une des revendications 1 à 3.

8. Procédé de criblage de molécules antitumorales destinées au traitement des cancers, caractérisé en ce qu'il comprend :

- une étape de mise en culture de cellules, telles que des cellules de mélanome animales ou humaines, en présence des molécules antitumorales à étudier, sur les boîtes définies dans l'une des revendications 1 à 3,

- l'observation des cellules par microscope pour étudier leur morphologie et leur différenciation,

- et/ou la détection, voire la quantification, de leur prolifération, différenciation, et de l'apoptose,

- et la comparaison avec les observations et résultats obtenus sur des cultures de cellules utilisées en tant que témoins, lesdites cultures témoins étant effectuées par mise en culture desdites cellules en l'absence desdites molécules antitumorales à étudier, sur les boîtes définies dans l'une des revendications 1 à 3.

9. Méthode de diagnostic *in vitro* de la malignité de cellules tumorales par mesure de la capacité résiduelle de cellules cancéreuses à se différencier, caractérisée en ce qu'elle comprend :

- une étape de mise en culture de cellules cancéreuses, telles que des cellules de mélanomes humains obtenues à partir de biopsies, sur les boîtes de pétri définies dans l'une des revendications 1 à 3,

- l'observation des cellules par microscope pour étudier leur morphologie et différenciation, et/ou la détection, voire la quantification, de leur prolifération, viabilité et de l'apoptose.

10. Application de la méthode de diagnostic selon la revendication 9, au pronostic *in vitro* de tumeurs.



BREVET D'INVENTION

CERTIFICAT D'UTILITÉ

Code de la propriété intellectuelle - Livre VI

N° 11235*02

DÉPARTEMENT DES BREVETS

26 bis, rue de Saint Pétersbourg
75800 Paris Cedex 08

Téléphone : 01 53 04 53 04 Télécopie : 01 42 94 86 54

DÉSIGNATION D'INVENTEUR(S) Page N° A. / A.
(Si le demandeur n'est pas l'inventeur ou l'unique inventeur)

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

DB 113 W / 260899

Vos références pour ce dossier (facultatif)		IFB 03 CX CNR ULTU	
N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL		03/13993	
TITRE DE L'INVENTION (200 caractères ou espaces maximum)			
BOITES BIOACTIVES POUR CULTURES CELLULAIRES			
LE(S) DEMANDEUR(S) :			
CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE 3, rue Michel-Ange, F-75794 PARIS CEDEX 16, France, et			
ASSOCIATION POUR LES TRANSFERTS DE TECHNOLOGIES DU MANS 20, rue Thalès de Milet, Technopole Université, F-72000 LE MANS, France			
UNIVERSITE DE TECHNOLOGIE DE COMPIEGNE Rue Roger Couttolenc, F-60200 COMPIEGNE, France			
DESIGNE(NT) EN TANT QU'INVENTEUR(S) : (Indiquez en haut à droite «Page N° 1/1» S'il y a plus de trois inventeurs, utilisez un formulaire identique et numérotez chaque page en indiquant le nombre total de pages).			
Nom		NAGEL	
Prénoms		Marie-Danielle	
Adresse	Rue	15, allée Saint Exupéry	
	Code postal et ville	51450 BETHENY	
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom		LEGEAY	
Prénoms		Gilbert	
Adresse	Rue	12, rue de l'église	
	Code postal et ville	72650 SAINT SATURNIN	
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom			
Prénoms			
Adresse	Rue		
	Code postal et ville		
Société d'appartenance (facultatif)			
DATE ET SIGNATURE(S) DU (DES) DEMANDEUR(S) OU DU MANDATAIRE (Nom et qualité du signataire)		Paris, le 1 ^{er} avril 2004 Charles Demachy - Mandataire 422.5/PP170	

FR 04 3031

